4

- i¹4

日本国特許 PATENT OFFICE JAPANESE GOVERNMENT

07.06.00

#2

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出 願 年 月 日 Date of Application:

1999年 6月 7日

REC'D 06 OCT 2000

出 顧 番 号 Application Number:

平成11年特許願第159861号

出 願 人 Applicant (s):

北興化学工業株式会社 財団法人微生物化学研究会

09/980453

PRIORITY DOCUMENT SUBMITTED OR TRANSMITTED IN COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)

2000年 9月22日







【書類名】 特許願

【整理番号】 11209

【提出日】 平成11年 6月 7日

【あて先】 特許庁長官 殿

【国際特許分類】 C07C

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県川崎市多摩区宿河原2丁目42番25-201

号

【氏名】 高橋 篤

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県横浜市青葉区みたけ台7番地16

【氏名】 神辺 健司

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県厚木市戸田2385番地 北興化学厚木寮

【氏名】 森哲也

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県厚木市戸田2385番地 北興化学厚木寮

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県大和市中央林間5丁目18番4号

【氏名】 玉村 健

【特許出願人】

【識別番号】 000242002

【氏名又は名称】 北興化学工業株式会社

【代表者】 山本 佳彦

【代理人】

【識別番号】 100066452

【弁理士】

【氏名又は名称】 八木田 茂

【選任した代理人】

【識別番号】 100064388

【弁理士】

【氏名又は名称】 浜野 孝雄

【選任した代理人】

【識別番号】 100067965

【弁理士】

【氏名又は名称】 森田 哲二

【手数料の表示】

【予納台帳番号】

008796

【納付金額】

21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】

明細書 1

【物件名】

要約書 1

【包括委任状番号】 9102743

【プルーフの要否】 要

【書類名】 明細書

【発明の名称】 L-エピーイノソースの新規製造方法 【特許請求の範囲】

【請求項1】 ミオーイノシトールをLーエピーイノソースへ変換できる変換能を有する微生物をミオーイノシトールに作用させて、前記ミオーイノシトールをLーエピーイノソースへ変換させてLーエピーイノソースを生成することを特徴とする、Lーエピーイノソースの製造方法。

【請求項2】 請求項1記載の変換能を有する微生物が細菌であることを特徴とする、請求項1に記載のL-エピーイノソースの製造方法。

【請求項3】 請求項1に記載の変換能を有する微生物がグラム陰性細菌である請求項1に記載のL-エピーイノソースの製造方法。

【請求項4】 使用される微生物がシュードモナダセア (Pseudomonadaceae)科のキサントモナス (Xanhtomonas) 属またはシュードモナス (Pseudomonas) 属の細菌、およびアセトバクテラセア (Acetobacteraceae) 科のアセトバクター (Acetobacter) 属、グルコノバクター (Gluconobacter) 属、及びリゾビアセア (Rhizobiaceae) 科のアグロバクテリウム (Agrobacterium) 属の細菌、およびエンテロバクテリアセア (Enterobacteriacea) 科のエンテロバクター (Enterobacter)

属、セラチア (Serratia) 属またはエルシニア (Yersinia) 属の細菌、およびパステウレアセア (Pasteurellaceae) 科のパステウレラ (Pasteurella) 属またはヘモフィルス (Haemophilus) 属の細菌から選ばれる細菌であることを特徴とする請求項1に記載のL-エピーイノソースの製造方法。

【請求項5】 請求項1に記載の変換能を有する細菌が、キサントモナス属の細菌AB10119株 (FERM P-17382として寄託)であることを特徴とする、請求項1に記載のL-エピーイノソースの製造方法。

【請求項6】 請求項1に記載の変換能を有する微生物を、ミオーイノシトールならびに炭素源および窒素源を含有する液体培地で好気的に培養し、培養液中にL-エピーイノソースを生成、蓄積させる工程と培養液からL-エピーイノソースを回収する工程を含む、請求項1に記載のL-エピーイノソースの製造方

法。

【請求項7】 請求項1に記載の変換能を有する微生物の培養で得られた菌体を緩衝液または液体培地中でミオーイノシトールと反応させてLーエピーイノソースを生成させる工程を含む、請求項1に記載のLーエピーイノソースの製造方法。

【請求項8】 ミオーイノシトールをLーエピーイノソースへ変換できる特性を有して工業技術院生命工学工業技術研究所にFERM P-17382の受託番号で寄託されたキサントモナス・エスピーAB10119株。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】

本発明は、安価なミオーイノシトール (myo-Inositol) を、原料として用いて、医薬等の原料として価値の高いL-エピーイノソース (L-epi-Inosose) を、化学的合成工程を経ずに微生物の利用により一段階で製造する新規方法に関するものである。

[0002]

【従来の技術】

イノソース(Inososes,別名ではPentahydroxycyclohexanonesまたはAlicyclic ketohexoses)は、一般的にイノシトールの微生物的酸化(A. J. KluyverおよびA. Boezaardt:

「Rec. Trav. Chim.」58巻956頁 (1939))、酵素的酸化 (L. Anderson et al.: 「Arch. Biochem. Biophys.」78巻518頁(1958))、白金触媒を用いた空気酸化 (K. Heyns and H. Paulsen: 「Chem. Ber.」86巻、833頁(1953))、硝酸等の酸化剤による酸化 (T. Posternak: 「Helv. Chim. Acta」19巻、1333頁(1936))によって合成されることが知られている。

[0003]

イノシトールのうちの、ミオーイノシトールの微生物的酸化あるいは酵素的酸化で生成するイノソースとしては、これまでシローイノソース(別名:ミオーイノソース-2)が知られている(A. J. Kluyver & A. Boezaardt:「R c. Trav.

Chim.

58巻956頁 (1939)、L. Anderson et al.: 「Arch. Biochem. Biophys.」78巻518 頁(1958))のみである。ミオーイノシトールを酸化してLーエピーイノソース (L-epi-Inosose) を生成する活性を有する微生物はこれまで報告されていない

[0004]

Lーエピーイノソースは、Dーキローイノシトール(以下、DCIと略す)の合成 原料として有用である(米国特許第5,406,005号明細書参照)。このDCIはインシュリン抵抗性糖尿病(PCT公開W090/10439号公報)、あるいは多嚢胞性卵巣症候 群の改善薬 (J.E. Nestler et al: 「New Engl. J. Med.」340巻,1314頁(1999))としての利用が期待されている。このLーエピーイノソースの製法としては、1ミオーイノシトールの硝酸による酸化で生成するラセミ体のD, Lーエピーイノソース((士)ーepiーInosose)を、酸化白金触媒で還元してエピーイノシトールを合成し、その後に細菌の一種であるアセトバクター・サブオキシダンス(Acetobacter suboxydans)によるエピーイノシトールの生物的酸化を行うと、Lーエピーイノソースが合成されるという報告がある(T. Posternak:「Helv. Chim. Acta」29巻,1991頁(1946))。また、2Dーグルクロン酸を出発原料にして化学合成したグルコジアルドースを、アシロイン縮合して生成する化合物の一つとしてLーエピーイノソースが合成されるという報告がある(米国特許第5,406,005号)。

[0005]

【発明が解決しようとする課題】

しかしながら、これら従来既知のL-エピーイノソースの製造方法はいずれも 工業的規模で製造する方法としては、操作の煩雑さ、環境汚染あるいはコスト面 で問題があり、必ずしも満足し得るものではない。従って、工業規模で容易にL -エピーイノソースを製造できる方法が求められている。本発明の目的はこのよ うな要望に合致した新しいL-エピーイノソースの製造方法を提供することにあ る。

[0006]

【課題を解決するための手段】

本発明者らは、上記目的を達成するために鋭意検討を重ねてきた。その結果、 安価に入手できるミオーイノシトールに土壌から分離した細菌の新しい菌株AB 10119株を作用させると、ほぼ選択的にミオーイノシトールの一個所のみの水酸 基が酸化(または脱水素)されてイノソースが生成することを見出した。このイ ノソースを単離し、核磁気共鳴スペクトル装置、質量分析装置、旋光度計などに より機器分析を実施した結果、この物質は光学純度の高いL-エピーイノソース であることが判明した。更に、ミオーイノシトールをエピーイノソースに変換で きる活性を有する微生物を広く自然界から探索したところ、グラム陰性細菌、例 えばシュードモナダセア (Pseudomonadaceae) 科のキサントモナス (Kanhtomona s)属、シュードモナス (Pseudomonas) 属、およびアセトバクテラセア (Acetoba cteraceae) 科のアセトバクター (Acetobacter) 属、グルコノバクター (Glucon obacter) 属、およびリゾピアセア (Rhizobiaceae) 科のアグロバクテリウム (A grobacterium) 属、およびエンテロバクテリアセア (Enterobacteriacea) 科の エンテロバクター (Enterobacter) 属、セラチア (Serratia) 属、エルシニア (Yersinia) 属、およびパステウレアセア (Pasteurellaceae) 科のパステウレ ラ (Pasteurella) 属、ヘモフィルス (Haemophilus) 属等に属するところの、分 類学的に広範な範囲の細菌において、上記の変換をできる活性を有する菌株が存 在することが見出された。

[0007]

従って、本発明においては、ミオーイノシトールをL-エピーイノソースへ変換できる変換能を有する微生物をミオーイノシトールに作用させて、前記ミオーイノシトールをL-エピーイノソースへ変換させてL-エピーイノソースを生成することを特徴とする、L-エピーイノソースの製造方法が提供される。

[0008]

本発明方法は、具体的には以下に示す実施法(A)及び実施法(B)の2つの 方法で行うことができる。

実施法(A)は、上記の変換能を有する微生物を、ミオーイノシトールならび に炭素源および窒素源を含有する液体培地で好気的に培養し、培養液中にL-エ ピーイノソースを生成蓄積させる工程と培養液からL-エピーイノソースを回収 する工程を含む方法である。

実施法(B)は、上記の変換能を有する微生物の培養で得られた菌体を緩衝液または液体培地中でミオーイノシトールと反応させ、Lーエピーイノソースを生成させる工程を含む方法である。

[0009]

以下に、本発明方法の実施を具体的に説明する。

本発明において使用する微生物は、ミオーイノシトールをLーエピーイノソースに変換する能力を有する微生物であればいずれの菌株でも良い。

[0010]

具体的に例示すると、前述したようにミオーイノシトールからのL-エピーイノソース生産菌は多種存在するが、例えば本発明者らが分離したキサントモナス・エスピーAB10119株は本発明に最も有効に使用される菌株の一例である。本菌株の菌学的性質を示すと下記の通りである。

尚、本菌株の同定の当たっては、新細菌培地学講座(第2版、近代出版)、医学細菌同定の手引き(第2版、近代出版)、細菌学実習提要(丸善)に準じて実験を行い、実験結果をBergey's Manual of Systematic Bacteriology Vol.1(1984)を参考にして同定した。

[0011]

AB10119株の菌学的性質は下記に示す。

- (a) 形態的特徵
 - (1)細胞形態:桿菌で大きさは0.5~0.7×1.5~3.5 µm。多形性は無い。
- (2)運動性:懸滴法及びSIM培地での本菌の観察の結果では運動性は認められなかった。
- (3)普通寒天培地上での生育状態:生育は中程度。コロー形態は円形、平滑で光沢を帯びる。色調は黄土色~黄色である。

[0012]

- (b) 生理生化学的性状
 - (1) グラム染色:

1

(2)0Fテスト:		0				
(3)好気条件での	生育:	+				
(4)嫌気条件での	生育:					
(5) 生育温度:						
	8°C	_				
	13°C	±				
	17°C	+				
	21°C	+				
	37°C	+				
	42℃	±				
	47℃	_				
(6)食塩耐性:						
	0%	+				
	2%	+				
	5%					
(7)生育pH:						
	pH4	_				
	рН5	± .				
	рН6	+				
	рН9	+				
	pH10	_				
[0013]						
(8)色素の産生:	マンニット酵母エキス寒ヲ	天培地(不溶性色素の検出用)では、菌体が				
薄い黄土色~黄色に	こ着色した。					
K	ing培地B(水溶性	性色素の検出用)では、寒天中に薄い黄色の				
色素を産生した。						
[0014]						
(9)チトカロートオキシタ゛ー	+* •	_				

(10)カタラーセ゛:

特平11-15986

(11)硝酸塩還元性:	_
(12)硫化水素産生:	_
(13)7セトイン産生:	_
(14)ゼラチンの液化:	+
(15) Tween 80の分解:	+
(16)インドールの産生:	
(17)マロン酸の利用性:	_
(18)ONPG分解性:	+
(19)エスクリンの分解性:	+
(20)デオキシリボヌクレアーゼ活性:	_
(21)クエン酸の利用性:	+
(22)デカルボキシラーゼ活性:	
Lーリシ [*] ン	
L-PRF°=>	-
Lーオルニチン	-
(23) 尿素分解性:	
(24)アセトアミド分解性:	
(25)	凝固せず。赤色に変化。
(26) 澱粉の分解:	-
[0015]	
(27)色素および薬剤感受性試験:	
0.01% メチルグ リーン	+ (感受性のために、生育しない)
0.01%チオニン	-
0.01%酢酸鉛	_
[0016]	
(28)各種糖類からの酸の生成:	
<i>ሳ</i> * ル コース	+
キシロース	_
コソノーフ	4

+

	• •	
	フルクトース	+
	マルトース	+
	ラムノース	_
	マンニトール	_
	シューグロース	
	アト・ニトール	_
	ミオー イノシトール	_
	ሃ ዶヒ ⁺ ト~ル	-
	カーラクトース	+
	トレハロース	_
	セロヒ オース	+
	イヌリン	_
	スプルシトール	_
	サリシン	+
	ラクトース	-
	グーリセロール	-
	ラフィノース	_
	α - メチル - グ ルコース	_
	[0017]	
(29)	炭素源の資化性:	
	グ・ルコース	+
	セロヒ・オース	+
	β - ヒト ロキシフ チレート	_
	Lーヒシチジン	+
	パントテン酸	-
	マルトース	+
	ラクトース	_

アラヒ ノース

トレハロース

サリシン

アスパ ラキ・ン ー

メチオニン

ミオ - イノシトール --

[0018]

以上の通り、AB10119株の主性状は、コロニーが黄色の色素を帯びるグラム陰性の桿菌である。大きさは $0.5\sim0.7\times1.5\sim3.5\,\mu$ mmであって、f ルコースを好気的に分解し、酸を生成する。f からーゼ 陽性、f は、 はいか ーゼ 陰性である。f の からした 感受性であった。

[0019]

これらの菌学的性質を総合して、本菌株はキサントモナス(Xanthomonas)属に属する菌株であると判断した。Bergey's Manual of Systematic Bacteriology Vol.1(1984)199頁~210頁によると、キサントモナス属細菌は5種に分類されているが、AB10119株はいずれの種とも、その菌学的性質において完全には合致しなかった新しい菌株である。従って、本菌株を公知のものと区別するため、キサントモナス・エスピー AB10119株と命名し、工業技術院生命工学工業技術研究所にFERM P-17382として寄託した(寄託日は平成11年5月7日)。

[0020]

次に本法の実施方法(A)を更に具体的に説明する。

実施法(A)では、ミオーイノシトールを含む液体栄養培地に、上記の変換能を有する微生物を接種して好気的に培養することにより、L-エピーイノソースを生成して培養液中に蓄積させることができる。

液体培地の組成は、目的に達する限り何ら特別の制限はなく、炭素源、窒素源を含有するに加えて、有機栄養、無機塩類等を配合するのがよい。合成培地または天然培地のいずれも使用できる。炭素源としては、ミオーイノシトールを0.1%~30%、より好ましくは15~20%添加し、窒素源としては、硫酸アンモニウム、塩化アンモニウム、硝酸アンモニウムあるいは尿素等を0.01%~1.0%、好ましくは0.05%~0.5%添加するのが望ましい。また、有機栄養源としては、酵母エキス、ペプトン、カザミノ酸等を適当量(0.05%か

ら5%)添加するのが望ましい。

[0021]

その他必要に応じ、ナトリウム、カリウム、カルシウム、マグネシウム、コバルト、マンガン、亜鉛、鉄、銅、モリブデン、リン酸、硫酸などのイオンを生成することができる無機塩類を培地中に添加することが有効である。培養液中の水素イオン濃度はpH4~10、好ましくはpH5~9に調整し培養すると、効率よくL-エピーイノソースを得ることができる。

[0022]

培養条件は、使用菌株や培地の種類によっても異なるが、培養温度は5~40℃、好ましくは20~37℃であり、培養期間は1~14日、好ましくは3~10日である。また、培養は液体培地を振とうしたり、液体培地中に空気を吹き込むなどして好気的に行えば良い。

[0023]

培養液から目的のL-エピーイノソースを採取する方法は、通常の水溶性中性物質を単離精製する一般的な方法を応用することができる。すなわち、培養液を活性炭や、イオン交換樹脂等で処理することにより、L-エピーイノソース以外の不純物をほとんど除くことができる。その後、再結晶等の方法を用いることにより、目的物質を単離することができる。

[0024]

また、本法の実施法(B)を更に具体的に説明する。

実施法(B)では、上記変換能を有する微生物を培養して得られた菌体を、ミオーイノシトールと緩衝液または液体培地中で反応させ、 Lーエピーイノソースを生成させるものである。

[0025]

菌体としては、実施法(A)により得た培養液から分離して集めた菌体を用いてもよく、また、前記微生物を別途適当な培養条件で培養して得たものを用いてもよい。集菌は、培養液から遠心分離、濾過等公知の方法により行えばよい。

[0026]

ミオーイノシトールを反応させる反応媒質液としては、液体培地または緩衝液

などが用いられる。液体培地としては、実施法(A)におけるものと同様のものを用いてもよく、また別途前記微生物を培養した液体培地をそのまま用いてもよい。緩衝液としては、リン酸緩衝液、トリス緩衝液、グッド(Good 's)のCHES緩衝液等を10~500mM、好ましくは20~100mMの濃度で用いればよい。溶液中のミオーイノシトールの濃度は0.1~30%程度とするのが好ましい。

[0027]

反応条件は、使用菌株や培地、緩衝液の種類によって異なるが、反応温度は 5 ~ 6 0 $\mathbb C$ 、好ましくは 1 0 ~ 4 5 $\mathbb C$ であり、反応時間は 1 ~ 5 0 時間、好ましくは 3 ~ 4 8 時間であり、液体培地または緩衝液の p Hは 2 ~ 1 0、好ましくは 3 ~ 9 である。

[0028]

反応終了後の反応液からの目的のL-エピーイノソースを単離する方法は実施法(A)と同様に行えばよい。本実施法の一例を後記実施例3に示した。

[0029]

【発明の効果】

本発明の製造方法によれば、医農薬合成原料として有用な純度の高いL-エピーイノソースを工業生産規模で安価に製造することができる。

[0030]

【発明の実施の形態】

以下に本発明の実施例を説明する。

実施例1

実施法(A)によるL-エピーイノソースの製造例(1)

(1) L-エピーイノソースの生成

ミオーイノシトール 12.0%(360g)、酵母エキス 1.2%、($\mathrm{NH_4}$) $_2$ $\mathrm{SO_4}$ 0.1%、 $\mathrm{K_2HPO_4}$ 0.7%、 $\mathrm{KH_2PO_4}$ 0.2%、 $\mathrm{MgSO_4}$ ・7 $\mathrm{H_2O}$ 0.01%を含む $\mathrm{pH7}$ の液体培地 $\mathrm{3}$ リットルを、 $\mathrm{100m1}$ ずつ $\mathrm{500m1}$ 容のバッフル付き三角フラスコに分注し、オートクレーブ滅菌した。各々の三角フラスコにキサントモナス・エスピー AB10119株(FERM P-17382)を接種し、 $\mathrm{27C}$ で $\mathrm{3}$ 日間振

とう培養した。培養液を遠心分離(8,000 r p m、20分間)し、得られた上清を 培養上清液とした。

この培養上清液を高速液体クロマトグラフィーにより下記の条件で分析した。 その結果、培養上清液中にはL-エピーイノソースが66mg/mlの濃度で生成して いることがわかった(反応収率55.6%)。

[0031]

なお、上記のL-エピーイノソースの反応収率は、次式により求めた。 【数1】

[0032]

また、高速液体クロマトグラフィーの分析条件は以下の通りである。

カラム: Wakosil $5NH_2$: 4.6×250 mm

カラム温度 : 40℃

検出器: RI DETECTER ERC-7515A (ERMA

CR. INC.)

注入量 : 20μ1

溶媒 : アセトニトリル-水=4 : 1

溶出時間 : L-エピーイノソース ; 6.7分

[0033]

(2) L-エピーイノソースの単離

培養上清液を活性炭300m1を充填したカラム(内径5cm、長さ30cm)に通 過させ、その後このカラムに600m1のイオン交換脱イオン水を通過させ洗浄し た。このカラム通過液及び洗浄液を、強酸性陽イオン交換樹脂デュオライト(登 録商標)C-20 (H[†]型) 300mlを充填したカラム(内径5cm、長さ30cm) に通過させ、その後このカラムに300m1のイオン交換脱イオン水を通過させて 洗浄した。このカラムの通過液及び洗浄液を、強塩基性陰イオン交換樹脂デュオ ライト(登録商標)A-113 (OH型) 100mlを充填したカラム(内径5cm 、長さ30cm)に通過させ、その後このカラムに300mlのイオン交換脱イオン水 を通過させて洗浄した。

こうして得られた通過液及び水洗浄液の合併水溶液中には上記L-エピーイノ ソースが含有され、それ以外の不純物はほとんど存在していなかった。

上記により得た水溶液を減圧下で200m1まで濃縮し、エタノールを5倍量加え5℃で一晩放置したところ、ほぼ純粋なL-エピーイノソースの結晶128gを得た。

この結晶を100m1の蒸留水に溶解させ、5倍量のエタノールを加え、5℃で 一晩再結晶した結果、純粋なL-エピーイノソースの無色結晶を100g(精製収率 55.5%)得た。

[0034]

なお、上記レーエピーイノソースの収率は次式により求めた。

【数2】

[0035]

実施例2

実施法(A)によるL-エピーイノソースの製造例(2)

(1) 種培養物の調製

ミオーイノシトール 2.0%、酵母エキス 0.2%、(NH₄)₂SO₄ 0.1%、K₂HPO₄ 0.7%、KH₂PO₄ 0.2%、MgSO₄・7H₂O 0.01%を含むpH7の液体培地100mlを500ml容のバッフル付き 三角フラスコに分注し、オートクレーブ滅菌した。各々の三角フラスコにキサントモナス・エスピーAB10119株を接種し、27℃で1日間振とう培養した。この 培養液を種培養物とした。

[0036]

(2) 4 L容ジャーファーメンターによるLーエピーイノソースの製造
 ミオーイノシトール 12.0%、酵母エキス 1.2%、(NH₄)₂SO₄
 0.1%、K₂HPO₄ 0.7%、KH₂PO₄ 0.2%、MgSO₄・7H₂

O 0.01%を含むpH7の液体培地2.5リットルを、4L(リットル)容ジャーファーメンターに分注し、オートクレーブ滅菌した。このジャーファーメンターにキサントモナス・エスピー AB10119株の、上記(1)の方法で調製した種培養物25m1を接種した。この時、培養温度は27℃、通気量は1vvm、回転数は200rpmで培養を実施した。培養は3日間行い、培養期間中のpHを5M NaOH水溶液及び3M HC1水溶液の添加でpH7±0.2に自動調整した。3日間培養後の培養液を遠心分離(8,000rpm、20分間)し、得られた上清を培養上清液とした。

この培養上清液を高速液体クロマトグラフィーにより前記と同様の条件で分析 した。その結果、培養上清液中にはL-エピーイノソースが60mg/m1の濃 度(反応収率50.5%)で生成していることがわかった。

[0037]

反応被からのLーエピーイノソースの単離方法は、実施例1に記載した方法に 準じて行って、Lーエピーイノソースの結晶として114g(収率76%)を得 た。なお、上記Lーエピーイノソースの糖製収率は、上記実施例1に準じて次式 により求めた。

【数3】

[0038]

<u>実施例3</u>

実施法(B)によるL-エピーイノソースの製造例

(1) 菌体の生産

ミオーイノシトール 0.5%、 $(NH_4)_2SO_4$ 0.1%、 K_2HPO_4 0.7%、 KH_2PO_4 0.2%、 $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ 0.01%を含む pH 7の液体培地 2Lを 500m 1 容のバッフル付き三角フラスコに 100m 1 ずつ分注 0.3m 0.3m

離して得られた菌体を、0.05M リン酸緩衝液 (pH7.0)200mlで 洗浄後、再度遠心分離し、洗浄菌体を得た。

[0039]

(1) L-エピーイノソースの製造

上記により得られた洗浄菌体35gを、ミオーイノシトール4gを含有した0.05M リン酸緩衝液(pH7.0)400ml(ミオーイノシトール濃度10mg/ml)中に加え、30℃、24時間緩やかにスターラーで攪拌しながら反応させた。反応終了後、反応液を液体クロマトグラフィーにより分析したところLーエピーイノソースが6mg/mlの濃度(反応収率60.6%)で蓄積していた。

[0040]

反応液からのL-エピーイノソースの単離方法は、実施例1に記載した方法に 準じて行い、結晶として1608mg(精製収率67%)を得た。なお、上記のL -エピーイノソースの反応収率は、上記実施例1に準じて次式により求めた。

【数4】

【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 Dーキローイノシトールの合成用原料として有用なLーエピーイノソースを安価に効率よく製造できる新方法を提供することを目的とする。

【解決手段】 ミオーイノシトールをLーエピーイノソースへ変換できる変換能を有する微生物をミオーイノシトールに作用させて、前記ミオーイノシトールをLーエピーイノソースへ変換させてLーエピーイノソースを生成することを特徴とする、Lーエピーイノソースの製造方法が提供された。

【書類名】

出願人名義変更届

【整理番号】

11209DA

【提出日】

平成12年 6月 6日

【あて先】

特許庁長官 殿

【事件の表示】

【出願番号】

平成11年特許願第159861号

【承継人】

【識別番号】

000173913

【氏名又は名称】

財団法人 微生物化学研究会

【代表者】

水野 伝一

【承継人代理人】

【識別番号】

100066452

【弁理士】

【氏名又は名称】

八木田 茂

【承継人代理人】

【識別番号】

100064388

【弁理士】

【氏名又は名称】

浜野 孝雄

【承継人代理人】

【識別番号】

100067965

【弁理士】

【氏名又は名称】

森田 哲二

【手数料の表示】

【予納台帳番号】

008796

【納付金額】

4,200円

【プルーフの要否】

要

認定・付加情報

特許出願の番号 平成11年 特許願 第159861号

受付番号 50000700922

書類名 出顧人名義変更届

担当官 市川 勉 7644

作成日 平成12年 8月10日

<認定情報・付加情報>

【承継人】

【識別番号】 000173913

【住所又は居所】 東京都品川区上大崎3丁目14番23号

【氏名又は名称】 財団法人微生物化学研究会

【承継人代理人】 申請人

【識別番号】 100066452

【住所又は居所】 東京都港区西新橋1丁目1番15号 物産ビル別

館 八木田・浜野・森田特許事務所

【氏名又は名称】 八木田 茂

【承継人代理人】

【識別番号】 100064388

【住所又は居所】 東京都港区西新橋1丁目1番15号 物産ビル別

館 八木田・浜野・森田特許事務所

【氏名又は名称】 浜野 孝雄

【承継人代理人】

【識別番号】 100067965

【住所又は居所】 東京都港区西新橋1丁目1番15号 物産ビル別

館 八木田・浜野・森田特許事務所

【氏名又は名称】 森田 哲二

出願人履歷情報

識別番号

[000242002]

1. 変更年月日 1990年 8月 6日

[変更理由] 新規登録

住 所 東京都中央区日本橋本石町4丁目4番20号

氏 名 北興化学工業株式会社

出願人履歴情報

識別番号

[000173913]

1. 変更年月日 1990年 8月10日

[変更理由] 新規登録

住 所 東京都品川区上大崎3丁目14番23号

氏 名 財団法人微生物化学研究会

	3			
٠٠,		·		